ГОСУДАРСТВЕННЫЙ НОМИТЕТ ПО ИЗОБРЕТЕНИЯМ И ОТНРЫТИЯМ ПРИ ПНЯТ СССР

## OПИСАНИЕ ИЗОБРЕТЕНИЯ Н АВТОРСКОМУ СВИДЕТЕЛЬСТВУ

(21) 4395204/31-13

(22) 21.03.88

(46) 07.12.89. Бюл. № 45

(7!) Институт химической и биологической физики АН ЭССР и Институт био-органической химии АН УССР (72) М.Э.Хага, А.А.Аавиксаар, М.М.Раба, С.А. Пояркова, Л.П.Швачко и В.К. Кибирев

(53) 663.65(088.8)

(56) Hatton M.W.C., Regoeczi E. The affinity of human, rabbit and bovine thrombine for sepharose-lysine and other conjugates. Biochem. Biophys, Acta, 1976, v.421, p. 575-585.

Yu X.I., Fischer A.M. et al. Affinity chromatography of thrombin on modified polystyrene resins.-J.Chromat, 1986, v.376, p.429-435.

(54) СПОСОБ ПОЛУЧЕНИЯ ТРОМБИНА

(57) Изобретение относится к произ-

водству препаратов, а именно к способу получения тромбина, применяемого в биоорганической химии. Цель изобретения - увеличение выхода и активности целевого продукта. Согласно предлагаемому способу получение тромбина из активированной протромбиновой сыворотки крови проводят методом аффинной хроматографки на аминогексилагарозе, модифицированной карбобензоксипроизводными дипептидов D-фенилаланил-D-аргинина или D-аргинил-D-фенилаланина, осуществляя адсорбцию белков из 0,05 М трисбуфера в присутствии 0,1 М NaCl при рН 7,9-8,10 промывая колонку 0,5 М раствором NaCl и вымывая адсорбированный тромбин из колонки совместными линейными градиентами хлористого натрия от 0,5 до 1,0 М и изопропилового спирта от 0 до 50% при рН 7,9-8,1. 2 табл., 1 кл.

Изобретение относится к производству ферментных препаратов, а именно к способу получения тромбина, применяемого в биоорганической химии.

Целью изобретения является увеличение выхода и удельной активности целевого продукта.

Согласно предлагаемому способу получения тромбина из активированной протромбиновой фракции сыворотки крови, включающему центрифугирование и аффинную хроматографию, аффинную хроматографию проводят на аминогексилагарозе, модифицированной карбобензоксипроизводными дипептидов D-фенипалания-D-аргинина или D-аргинил-Dфенилаланина, осуществлян адсорбцию белков из 0,05 М Трис-буфера и в присутствии 0,1 М NaCl при рН 7,9-8,1, промывая колонку 0,5 М раствором NaCl и вымывая адсорбированный тромбии из колонки совместными линейными градиентами хлористого натрия 0,5-1,0 М и изопропилового спирта 0-50% при рН 7,9-8.1.

Сущность предлагаемого способа заключается в применения в качестве аффинного лиганда карбобенноксипро-

ETOT AVAILABLE COPY

"SU " 1527261 A

изводных дипептидов, полученных из D-фенилаланина и D- аргинина. На аффинном сорбенте, синтезированном из аминогексилагарозы и названных пептидов, тромбин адсорбируется существенно сильнее примесей, которые можно вымывать из колонки до десорбии тромбина. Тромбин вымывается в совместных градиентах хлористого натрия и изопропилового спирта.

Пример 1. Синтез аффинных колонок 20 г аминогексилагарозы (приблизительно 65 мл геля) промывют на стеклянном фильтре последовательно водой (400 мл), 0,1 М растворо: Na<sub>1</sub>CO<sub>3</sub> (200 мл), водой (200 мл), переводят в диметилсульфоксид (ДМСО). Для этого гель промывают последовательно 26-, 50-, 75- и 100X-ными раст-20 ворами ДМСО по 200 мл. Применяют ДМСО, который выдерживают в течение суток над гранулами КОН и перегоняют под уменьшенным давлением над гранулами КОН, 4 г карбобензоксипроизводного дипептидов D-фенилаланил-D-аргинина или D-аргинил-D-фенилаланина растворяют в 60 мл ДМСО. В полученном растворе суспендируют аминогексилагарозу и прибавляют 4 г дициклогексилкарбодиимида. Продолжительность проведения реакции при постоянном перемешивании на качалке при комнатной температуре 15 ч. Полученный сорбент промывают на стеклянном фильтре последовательно ДМСО, этанолом, 50%-ным этанолон и водой (каждого по 300 мл).

Пример 2. Соответственно примеру I синтезируют аффинные сорбенты со следующими лигандами: карбобензокси-40-D-фенилаланил-D-аргинии и карбобензокси-D-аргинил-D-фенилаланин. Полученными сорбентами заполняют колонки размерами 1,5×30 см, которужурав-новешивают 0,05 м и трис-HC1 с 0,1 м 45 NaC1.

Протромбин получают из плазмы донорской крови исходиым из III фракций по Кону. Протромбин активируют добавлением суспензии тромопластина в пригосутствии CaCl₂ при 37°C в течение 30 мин, рН 7,4. Затем нераствориную часть отделяют на ультрацентрифуге УАС-25 при 15000 об/нин в течение 20 мин. Полученный раствор диализуют против 0,05 м и трис-НС1 с 0,1 м NaCl. SS рН 8,0 и наносят на колонку. После нанесения пробы колонки промывают 0,05 м и трис-НС1 буфером, содерта-

шим 0,5 M NaCl, pH8,0. Ассорбированный тромбин вымывают из колонок с совместными градиентами хлористого натрия (0,5-1,0 М) и изопропилового спирта (0-50%) на 100 мл 0,05 М трис-HC1 с 0,5 M NaC1, pH 8,0 и 100 мл 0,05 M трис-HCl с ;,0 M NaCl в 507-ном изопропиловом спирте, рН 8.0. Собирают фракции по 6 мл. Ак. тивность тромбина в первоначальном растворе и во фракциях определяют по скорости свертывания. О, 12-ного раствора фибриногена под действием фермента. В 1 мл раствора фибриногена в 0,001 М трис-НС1 буфере с 0,15 M NaC1, рН 7,4 добавляют 20 мкл исследуемого раствора тронбина определяют время свертывания.

На чертеже показана калибровочная кривая активности тромбина, которая построена по данкым, полученным тромбином с известной активностью.

Фракции, содержащие тромбий, объединяют и определяют оптическую плотность при 280 нм и ферментативную активность. Полученные результаты представлены в табл. I (объем наносимой пробы 50 мл). При расчете содержания тромбина в миллиграмма учитывают, что его 1%-ный раствор имеет при 280 им оптическую плотность 18,7.

Из табл. ! видно, что при проведении аффинной хроматографии при комнатной температуре происходит некоторое уменьшение выхода по активности и получаемые препараты тромбина менее активны. Однако их активность превышает активность известных препаратов.

Пример 3. Колонку с размерами 1,2 13 си заполняют аффиниъм сорбентсм, синтезированным по примеру 1 и имеющим в качестве пептидного лиганда карбобензокси-D-аргинил-D-феимпаланин. Колонку уравновешивают 0,05 М и трис-НС1 буфером с 0,1 М NaCl. pH растворов уравновешивания, нанесения пробы и вымывания адсорбированных веществ изменяют в пределах 7,2-8.5. Все операции проводят при комнатной температуре. Перед нанесением пробы из раствора удаляют осадок центрифугированием. Порядок нанесения пробы и эленрование не отличаются от приведенного в примере 2. Объем гика грембина 24 ил. Результаты разделения представлены в табл.2 (очистка тромбина на аффинной колонке с карбобензокси-D-аргинил-D-аланин-агарозой, объем наносимой пробы 15 мл, исходная активность 2600 N.J.H ед./ил, D<sub>280</sub> = 9,00).

Из приведенных в табл. 2 данных видно, что предлагаемая аффикная колонка позволяет получить высокоактивны препарат тромбина с хорошим выходом лишь в узком интервале рН.

Предлагаеный способ позволяет получать в одну стадию с выходом 90-99% препарат тромбина с удельной активностью до 6000 N.1.Н ед./мг.

Сорбенты, используеные при предлагаемом способе, обеспечивают достаточно высокий выход фермента. Ранее для получения тромбина эти сорбенты не использовались.

Предлагаемый способ технологичен, сорбенты можно использовать много-кратно. Их сорбционные свойства восстанавливаются после промывания колонки градиентом изопропилового спирта от 50 до 0%.

Форнула изобретения

Способ получения тромбина из активированной протромбиновой фракции сыворотки крови путем аффинной хроматографии, проводя нанесение пробы в 0,05 М трис-ИС1 буфере, содержащем 0,1 М NaC1, с последующей элюсией тромбина, о т л и ч в ю щ и йск и тем, что, с целью увеличения выхода и активности целевого продукта, аффинную хроматографию осуществляют при рН 7,9-8,1 на аминогексил-15 агарозе, модифицированной карбобензоксипроизводными дипептидов D-фенилаланил-D-аргинина или. D-аргинил-D-фенилаланина, проведением после на-

несения пробы отнывки сорбента с од20 новременным удалением балластных белков 0,05 М трис-НС1 буфером, содержащем 0,5 М NaC1, осуществлением
элюции тромбина тем же буфером с совместными линейными градиентами хло25 ристого натрия 0,5-1,0 М и изостаться

25 ристого натрия 0,5-1,0 М и изопропилового спирта 0-50%.

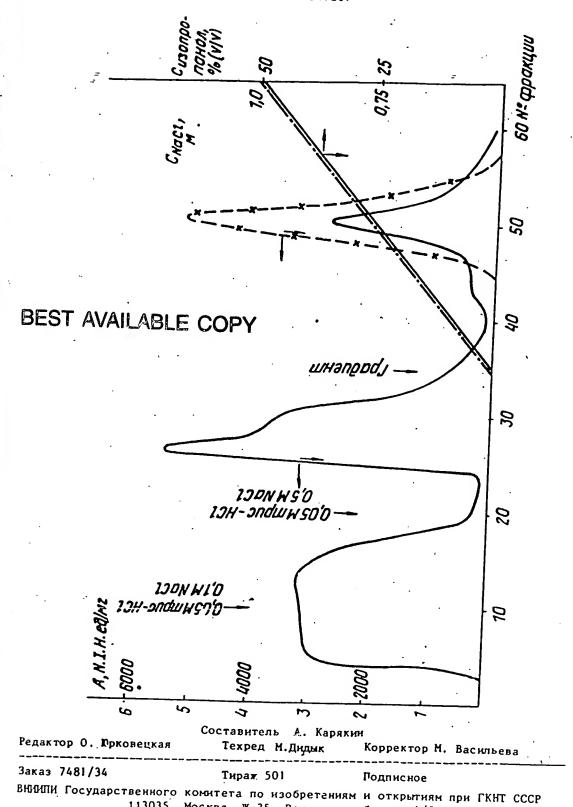
Таблица

Лиганд на сорбенте	Температу- ра разде- ления, °С	Исходная актив- ность, N. I. Н ед./мг	i	ъ тромбина матографии <u>ед./нг</u> Максималь- ная	Выход по ак- тивно- сти, Х
Edu-D-Phe-D-Arg	4	283	4100	6000	99
	22	208	3050	5100	88
Kbz-D-Arg-D-Phe	22	283	3300	5000	90

Таблица 2

рН разде- ления	Активность тром- бина после хро- тографии, N.I.H. ед./нг	Выход по активно- сти, Х
7,2	2000	64 .
7,8	2650	78
8,0	3250	90
8,2	. 2650	78
8,5	2250	72
	_	

**BEST AVAILABLE COPY** 



113035, Москва, Ж-35, Раушская наб., д. 4/5 Производственно-издательский комбинат "Патент", г. Ужгород, ул. Гагарина, 101

BEST AVAILABLE COPY